

- 1 -

明細書

抗体の製造方法

5 技術分野

本発明は、複数の抗体または抗体断片を結合する多重特異性抗体の製造において目的とする型の抗体を優先的に製造する方法に関する。より詳細には、第一の重鎖と結合していない第一の軽鎖と第二の軽鎖と結合していない第二の重鎖の接触、及び、第一の軽鎖と結合していない第一の重鎖と第二の重鎖と結合していない第二の軽鎖の接触を阻害することを含む抗体の製造方法に関する。また、本発明は該方法を利用した抗体組成物の比活性を増加させる方法、該方法により得られる抗体組成物、並びに該方法において使用できるベクター、該ベクターを含むベクターキット、及び該ベクターまたはベクターキットを含有する細胞に関する。

15 背景技術

抗体は一般的には、2つの重鎖(H鎖)と2つの軽鎖(L鎖)で形成されている。1つのH鎖と1つのL鎖がジスルフィド架橋によりL鎖-H鎖の対を形成し、2つのL鎖-H鎖対がH鎖間の2組のジスルフィド架橋により結合され、抗体が形成されている。二特異性抗体(bispecific antibody; BsAb)は、二機能性抗体(bifunctional antibody)と呼ばれることもあり、2つの抗原決定基に特異的な結合部位を有する2種類の抗原と反応することができる多価抗体である。BsAbは、ハイブリッドハイブリドーマ、即ちクワドローマ(quadroma)と呼ばれる2種類の異なるモノクローナル抗体産生細胞の融合体を用いて産生することができる(米国特許第4,474,893号公報; R. Bos and W. Nieuwenhuitzen, Hybridoma 1992, 11(1): 41-51)。また、2種類のモノクローナル抗体のFab(抗原結合性)断片、またはFab'断片を化学的(M. Brennan et al., Science 1985, 229(1708): 81-3)、ま

- 2 -

たは遺伝子操作により結合して作製することもできる。さらに、2つの完全なモノクローナル抗体を共有結合することで作製することもできる(B. Karpovsky et al., J. Exp. Med. 1984, 160(6): 1686-701)。

BsAb 製造方法における問題点として、免疫グロブリンの H鎖及び L鎖が無作為に組み合わさるため、10種類の異なる抗体分子が產生される可能性がある点が挙げられる(M. R. Suresh et al., Methods Enzymol. 1986, 121: 210-28)。クワドローマにより產生される 10種類の抗体のうち、所望の二特異性を有する抗体は、正しい L鎖と H鎖が組合されており、且つ、異なる結合特性を有する 2組の L鎖・H鎖ペアにより構成された 1種類の抗体のみである。そこで、クワドローマにより產生される 10種類の抗体から所望の二重特異性を有する抗体を選択的に精製する必要がある。精製は、一般にアフィニティークロマトグラフィーを利用して行われるが、余計な手数を要し、またその収量も少なくなってしまうという問題点がある(Y. S. Massimo et al., J. Immunol. Methods 1997, 201: 57-66)。

このような問題点を解消し、より大きな収量で BsAb を得る方法として、例えば、Fab'-チオニトロ安息香酸(TNB)誘導体と Fab'-チオール(SH)等の抗体断片を化学的に連結する方法が知られている(Brennan et al., Science 1985, 229: 81)。さらに、化学的に連結させることができる Fab'-SH 断片をより簡便に得るための方法として、大腸菌等の宿主から遺伝子組換技術により產生する方法が知られている(Shalaby et al., J. Exp. Med. 1992, 175: 217-25)。遺伝子組換技術を用いることにより、ヒト化抗体断片より構成される BsAb を得ることもできる。また、ダイアボディ(Db)は、遺伝子融合により構築された L鎖可変領域(VL)と H鎖可変領域(VH)が互いに結合できないくらいに短いリンカーによって結合されている 2種類の断片からなる BsAb である(P. Holliner et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1993, 90: 6444-8; EP404,097 号; WO93/11161 号)。このような Db をさらに改良したものとして单鎖(single chain)Db を挙げることができる(WO

03/087163 号公報)。しかしながら、抗体断片は、完全長の抗体に比べ血清半減期が短く、完全抗体のようにエフェクター機能も有していない。そのため、完全長の抗体の方が、より診断や治療に適している場合があると考えられている。

5 産生された抗体 H鎖をヘテロダイマーとして効率的に結合するための方法として、抗体 H鎖のマルチマー化ドメインの CH3(定常領域の一部) ドメインに立体的に相補的な変異を導入する方法が知られている(Ridgway et al., Protein Eng. 1996, 9: 617-21)。この方法により製造された H鎖も、依然として誤った L鎖と対形成し得る。そこで、特表 2001-523971 号公報には、抗体結合ドメインを有するヘテロマー性ポリペプチドと結合した共通の L鎖を有する多重特異性抗体を製造する方法が記載されている。しかしながら、任意の抗体を 2つ選んだ場合、同じ L鎖を含む可能性は低く、該方法の実施が困難であることから、任意の異なる H鎖に対応し、高いアフィニティーを示す共通 L鎖をスクリーニングする方法も本発明者らの一人により提案されている(PCT/JP04/000496)。

15 2つの異なる抗原に対する特異的結合能を有する BsAb は、*in vitro* 及び *in vivo* における免疫診断、治療及び免疫学的検定等の臨床分野において標的化薬剤として有用である。例えば、BsAb の一方の腕を酵素免疫分析に使用する酵素上の酵素反応を阻害しない部分のエピトープと結合するように、そして他方の腕を固定化用担体に結合するように設計することで、担体上に酵素を結合する媒体として使用することができる(Hammerling et al., J. Exp. Med. 1968, 128: 146
20 1-73)。その他、例えば、抗体ターゲティング化血栓溶解療法を挙げができる。該療法として、血栓に含まれるフィブリン特異的に、ウロキナーゼ、ストレプトキナーゼ、組織プラスミノーゲンアクチベーター、プロウロキナーゼ等の酵素またはその前駆体等の蛋白を運搬する抗体を用いることが検討されている(T. Kurokawa et al., Bio/Technology 1989, 7: 1163; 特開平 5-304992 号公報)。
25 さらに、癌ターゲティングに応用可能なマウス・ヒト・キメラ二重特異性抗体(特開平 2-145187 号公報)、種々の腫瘍を対象とした癌治療及び診断(例えば、特

- 4 -

開平 5-213775 号公報;特開平 10-165184 号公報;特開平 11-71288 号公報;特表 2
002-518041 号公報;特表平 11-506310 号公報; Link et al., Blood 1993, 81: 3
343; T. Nitta et al., Lancet 1990, 335: 368-71; L. deLeij et al., Foundation
Nationale de Transfusion Sanguine, Les Ulis France 1990, 249-53; Le
5 Doussal et al., J. Nucl. Med. 1993, 34: 1662-71; Stickney et al., Cancer
Res. 1991, 51: 6650-5 参照)、真菌治療(特開平 5-199894 号公報)、免疫応
答誘導(特表平 10-511085 号公報;Weiner et al., Cancer Res. 1993, 53: 94-10
0)、T 細胞殺細胞作用の誘導(Kroesen et al., Br. J. Cancer 1994, 70: 652-6
1; Weiner et al., J. Immunol. 1994, 152: 2385)、免疫分析(M. R. Suresh et
10 al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1986, 83: 7989-93;特開平 5-184383 号公
報)、免疫組織化学(C. Milstein and A. C. Cuello, Nature 1983, 305: 537)等に
BsAb を使用することが報告されている。

抗体の抗原特異性を決定する H鎖及び L鎖の可変領域塩基配列を取得すること
により、特定の抗原に特異的な抗体を遺伝子工学的に作製することができる(J.
15 Xiang et al., Mol. Immunol. 1990, 27: 809; C.R. Bebbington et al., Bio/Tech
nology 1992, 10: 169)。抗原特異的 H 鎖及び L 鎖を取得する方法として、大腸
菌を宿主とし、ファージまたはファージミドを利用した方法が公知である(W.D.
Huse et al., Science 1989, 246: 1275; J. McCafferty et al., Nature 1990,
20 348: 552; A.S. Kang et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1991, 88: 4363)。
これら的方法では Fab を産生させて抗体ライブラリーとするか、または、Fab 若
しくは一本鎖 Fv とファージコート蛋白質との融合蛋白質を産生させて抗体ライ
ブラリーとする。最終的に、抗原との結合性を調べることにより、それらの抗体
ライブラリーから抗原特異的抗体及びその遺伝子を選択する。

25 発明の開示

二特異性抗体(BsAb)発現の際、knobs-into-holes 技術の利用によって H鎖に

- 5 -

については殆どがヘテロな組合せ(Ha-Hb)になるが、一方それぞれのH鎖に対応するL鎖が必ずしもそれぞれ目的のH鎖へ結合したもののみにはならない。すなわち、考えられるH鎖、L鎖の組合せは HaLa-HbLb(目的型)、HaLb-HbLa、HaLa-HbL
a、HaLb-HbLb の4通り存在する。従って、二特異性アゴニスト IgG を knobs-int
5 o-holes を採用した2種のH鎖と2種のL鎖を単に発現させた場合、生成する Ig
G の見かけ上の比活性は非目的型 IgG の存在により、期待されるよりも低減され
たものになってしまうことが予想される。鎖によって発現量が異なる可能性があ
るため、また非目的型のH鎖とL鎖の親和性の強弱が異なる可能性があるため、
目的型の IgG の生成率は一定ではないと考えられる。また目的型 IgG の生成 IgG
10 全体に対する比を確認する手段も無い。これらのことはアゴニスト活性に基づく
抗体のスクリーニングを困難なものにしている。この問題は、全ての BsAb を含
む多特異性抗体の作成時に発生する可能性が高い。

上記課題を解決する方法として、本発明者らは、knobs-into-holes によって
一方のH鎖だけでは細胞より分泌されないことに着目し、一方のH鎖及びL鎖
15 (Ha 及び La) を発現させ、その発現を抑制した後もう一方のH鎖及びL鎖 (Hb
及び Lb) を発現させ、先に目的 HL 分子 (HaLa 及び HbLb) を構築した後に H鎖同
士を対合させる (H_2L_2) ことで目的型 BsAb の形成を優先させることができること
を発見し、本発明を完成した。本発明により、二特異性 IgG 等の多重特異性抗体
の作製時に、例えば、抗体左腕 H鎖および L鎖 (Left HL)、抗体右腕 H鎖および
20 L鎖 (Right HL) それぞれを発現制御ベクターにより時間差で発現させる等、対応
しない重鎖と軽鎖の接触を阻害することにより目的とする抗体を効率的に產生す
ることができる。

より詳細には本発明により、

(1) 第一のH鎖と結合していない第一のL鎖と第二のL鎖と結合していない第二
25 のH鎖の接触を阻害し、第一のL鎖と結合していない第一のH鎖と第二のH
鎖と結合していない第二のL鎖の接触を阻害することを特徴とする抗体の製

造方法、

(2) 抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現させることを特徴とする抗体の製造方法、

(3) 以下の工程を含む抗体の製造方法

- 5 (a) 抗体の第一の H鎖と第一の L鎖を発現させ、第一の対を作製する工程、
(b) 抗体の第二の H鎖と第二の L鎖を発現させ、第二の対を作製する工程、及び
(c) 抗体の第一の対と第二の対を用いて抗体を作製する工程、

(4) 以下の工程を含む抗体の製造方法

(a) 抗体の第一の H鎖と第一の L鎖の発現を誘導して第一の対を作製する工程、

- 10 (b) 抗体の第一の H鎖と第一の L鎖の発現の誘導をとめる工程、
(c) 抗体の第二の H鎖と第二の L鎖の発現を誘導して第二の対を作製する工程、

及び

(d) 抗体の第一の対と第二の対を用いて抗体を作製する工程、

(5) 第一の H鎖と第二の H鎖のアミノ酸配列が異なり、かつ第一の L鎖と第二の

- 15 L鎖のアミノ酸配列が異なる抗体である上記(1)～(4)のいずれかに記載の製造方法、

(6) 抗体が二特異性抗体である上記(1)～(5)のいずれかに記載の製造方法、

(7) 第一の対同士又は第二の対同士では抗体が形成されにくい抗体であることを特徴とする上記(1)～(6)のいずれかに記載の製造方法、

- 20 (8) 第一の対同士又は第二の対同士では抗体が形成されにくい抗体が、knobs-int o-holes が導入された抗体であることを特徴とする上記(1)～(7)のいずれかに記載の製造方法、

(9) 第一の発現調節因子により第一の H鎖及び第一の L鎖の発現が誘導されるベクター、および第二の発現調節因子により第二の H鎖及び第二の L鎖の発現

- 25 が誘導されるベクターを用いることを特徴とする抗体の製造方法、

(10) 抗体組成物の、第一の対と第二の対を含む抗体の割合を高くすることにより、

- 7 -

抗体組成物の比活性を増加させる方法、

(11) 抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現させることにより、抗体組成物の比活性を増加させる方法、

(12) 抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現させることにより、第一の対
5 第二の対を含む抗体以外の抗体の產生を抑制する方法、

(13) 異なる 2 種以上の発現誘導剤を用いることを特徴とする抗体の第一の対と第
二の対を異なる時期に発現させる方法、

(14) 上記(1)～(9)のいずれかに記載の方法により製造される抗体、

(15) 第一の H鎖、第二の H鎖、第一の L鎖、第二の L鎖を同時期に発現させて作
10 製された抗体組成物と比較して、第一の対と第二の対を含む抗体の割合が高い抗体組成物、

(16) 抗体の L鎖と H鎖がペプチドリンクで介されていないことを特徴とする上
記(15)記載の抗体組成物、

(17) 発現誘導剤により抗体の L鎖または H鎖の発現が誘導されるベクター、

15 (18) 第一の発現調節因子により抗体の第一の L鎖及び第一の H鎖の発現が誘導さ
れるベクターと、第二の発現調節因子により抗体の第二の L鎖及び第二の H
鎖の発現が誘導されるベクターを含むベクターキット、

(19) 上記(17)または(18)に記載のベクターを含有する細胞、並びに

(20) 抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現することが可能な細胞、

20 が提供される。

1. 抗体の製造方法

本発明は、複数の抗体または抗体断片を結合する多重特異性抗体の製造において目的とする型の抗体を優先的に製造する方法に関する。より詳細には、二特異性抗体(BsAb)のような多重特異性抗体の製造においては、第一の重鎖(H鎖)と結合していない第一の軽鎖(L鎖)と第二の L鎖と結合していない第二の H鎖の接触、

及び、第一の L鎖と結合していない第一の H鎖と第二の H鎖と結合していない第二の L鎖の接触を阻害することにより目的型の BsAb を優先的に製造することができる。本発明では、例えば、まず(1)抗体の第一の H鎖と第一の L鎖を発現させ、第一の H鎖・L鎖対を作製し、別に(2)抗体の第二の H鎖と第二の L鎖を発現させ、第二の H鎖・L鎖対を作製した後、(3)(1)及び(2)の工程により作製された 2つの対を用いて所望の BsAb を優先的に製造することができる。そして、三以上の特異性を有する抗体の製造を目的とする場合には、BsAb を製造する場合と同様に第一～所望の数までの H鎖・L鎖の対をそれぞれ発現し形成させた後に、作製された対を用いて所望の多重特異性抗体を製造することができる。以下、
5 多重特異性抗体のうち BsAb を例として説明するが、本発明の方法はその他の多重特異性抗体にも同じように適用することができる。
10

本発明において、目的とする多重特異性抗体が BsAb であれば、「第一の重(H)鎖」とは抗体を形成する 2つの H鎖のうちの一方の H鎖であり、第二の H鎖は第一の H鎖とは異なるもう一方の H鎖のことをいう。つまり、2つの H鎖のうち任意にどちらか一方を第一の H鎖とし、他方を第二の H鎖とすることができる。同様に、「第一の軽(L)鎖」とは BsAb を形成する 2つの L鎖のうちの一方の L鎖であり、第二の L鎖は第一の L鎖とは異なるもう一方の L鎖のことを指し、2つの L鎖のうちどちらか一方を任意に第一の L鎖とし、他方を第二の L鎖とすることができます。通常、第一の L鎖と第一の H鎖は或る抗原(又はエピトープ)を認識する同一の抗体より由来し、第二の L鎖と第二の H鎖も或る抗原(又はエピトープ)を認識する同一の抗体より由来するが、これに限定されるわけではない。ここで、第一の H鎖・L鎖で形成される L鎖-H鎖対を第一の対、第二の H鎖・L鎖で形成される L鎖-H鎖対を第二の対と呼ぶ。第二の対の由来となる抗体を作製する際に用いられる抗原(又はエピトープ)は、第一の対の由来となる抗体を作製する際に用いられるものとは異なっていることが好ましい。即ち、第一の対と第二の対
15 が認識する抗原は同じでもよいが、好ましくは異なる抗原(又はエピトープ)を認
20
25

識する。この場合、第一の対及び第二の対の H鎖と L鎖は互いに異なるアミノ酸配列を有していることが好ましい。第一の対と第二の対が異なる抗原決定部位を認識する場合、該第一の対と第二の対は全く異なる抗原を認識してもよいし、同一抗原上の異なる部位(異なるエピトープ)を認識してもよい。又、一方がタンパク質、ペプチド、遺伝子、糖などの抗原を認識し、他方が放射性物質、化学療法剤、細胞由来トキシン等の細胞傷害性物質などを認識してもよい。しかしながら、特定の H鎖と L鎖の組合せで形成される対を有する抗体を作製したいと考えた場合には、その特定の H鎖と L鎖を第一の対及び第二の対として任意に決定することができる。

5 抗体の H鎖又は L鎖をコードする遺伝子は既知の配列を用いることも可能であり、又、当業者に公知の方法で取得することもできる。例えば、抗体ライブラリーから取得することも可能であるし、モノクローナル抗体を産生するハイブリドーマから抗体をコードする遺伝子をクローニングして取得することも可能である。

10 抗体ライブラリーについては既に多くの抗体ライブラリーが公知になっており、又、抗体ライブラリーの作製方法も公知であるので、当業者は適宜抗体ライブラリー入手することが可能である。例えば、抗体ファージライブラリーについては、Clackson et al., Nature 1991, 352: 624-8、Marks et al., J. Mol. Biol. 1991, 222: 581-97、Waterhouses et al., Nucleic Acids Res. 1993, 21: 226-5-6、Griffiths et al., EMBO J. 1994, 13: 3245-60、Vaughan et al., Nature 15 Biotechnology 1996, 14: 309-14、及び特表平 20-504970 号公報等の文献を参考することができる。その他、真核細胞をライブラリーとする方法(WO95/15393 号パンフレット)やリボソーム提示法等の公知の方法を用いることが可能である。

20 さらに、ヒト抗体ライブラリーを用いて、パンニングによりヒト抗体を取得する技術も知られている。例えば、ヒト抗体の可変領域を一本鎖抗体(scFv)としてファージディスプレイ法によりファージの表面に発現させ、抗原に結合するファージを選択することができる。選択されたファージの遺伝子を解析すれば、抗原に

25

Biotechnology 1996, 14: 309-14、及び特表平 20-504970 号公報等の文献を参考することができる。その他、真核細胞をライブラリーとする方法(WO95/15393 号パンフレット)やリボソーム提示法等の公知の方法を用いることが可能である。

さらに、ヒト抗体ライブラリーを用いて、パンニングによりヒト抗体を取得する技術も知られている。例えば、ヒト抗体の可変領域を一本鎖抗体(scFv)としてファージディスプレイ法によりファージの表面に発現させ、抗原に結合するファージを選択することができる。選択されたファージの遺伝子を解析すれば、抗原に

25

アージディスプレイ法によりファージの表面に発現させ、抗原に結合するファージを選択することができる。選択されたファージの遺伝子を解析すれば、抗原に

- 10 -

結合するヒト抗体の可変領域をコードする DNA 配列を決定することができる。抗原に結合する scFv の DNA 配列が明らかになれば、当該配列を元に適当な発現ベクターを作製し、ヒト抗体を取得することができる。これらの方法は既に周知であり、W092/01047、W092/20791、W093/06213、W093/11236、W093/19172、W095/0
5 1438、W095/15388 を参考にすることができる。

ハイブリドーマから抗体をコードする遺伝子を取得する方法は、基本的には公知技術を使用し、所望の抗原または所望の抗原を発現する細胞を感作抗原として使用して、これを通常の免疫方法にしたがって免疫し、得られる免疫細胞を通常の細胞融合法によって公知の親細胞と融合させ、通常のスクリーニング法により、
10 モノクローナルな抗体産生細胞(ハイブリドーマ)をスクリーニングし、得られたハイブリドーマの mRNA から逆転写酵素を用いて抗体の可変領域(V領域)の cDNA を合成し、これを所望の抗体定常領域(C領域)をコードする DNA と連結することにより得ることができる。

より具体的には、特に以下の例示に限定される訳ではないが、本発明の H鎖及び L鎖をコードする抗体遺伝子を得るための感作抗原は、免疫原性を有する完全抗原と、免疫原性を示さないハプテン等を含む不完全抗原の両方を含む。例えば、目的タンパク質の全長タンパク質、又は部分ペプチドなどを用いることができる。その他、多糖類、核酸、脂質等から構成される物質が抗原となり得ることが知られており、本発明の抗体の抗原は特に限定されるものではない。抗原の調製は、
15 当業者に公知の方法により行うことができ、例えば、バキュロウイルスを用いた方法(例えば、W098/46777 など)などに準じて行うことができる。ハイブリドーマの作製は、たとえば、ミルステインらの方法(G. Kohler and C. Milstein, Methods Enzymol. 1981, 73: 3-46)等に準じて行うことができる。抗原の免疫原性が低い場合には、アルブミン等の免疫原性を有する巨大分子と結合させ、免疫を行えばよい。また、必要に応じ抗原を他の分子と結合させることにより可溶性抗原とすることもできる。受容体のような膜貫通分子を抗原として用いる場合、受
20
25

容体の細胞外領域部分を断片として用いたり、膜貫通分子を細胞表面上に発現する細胞を免疫原として使用することも可能である。

抗体産生細胞は、上述の適当な感作抗原を用いて動物を免疫化することにより得ることができる。または、抗体を產生し得るリンパ球を *in vitro* で免疫化して抗体産生細胞とすることもできる。

5 免疫化する動物としては、各種哺乳動物を使用できるが、ゲッ歯目、ウサギ目、靈長目の動物が一般的に用いられる。マウス、ラット、ハムスター等のゲッ歯目、ウサギ等のウサギ目、カニクイザル、アカゲザル、マントヒヒ、チンパンジー等のサル等の靈長目の動物を例示することができる。その他、ヒト抗体遺伝子のレパートリーを有するトランスジェニック

10 動物も知られており、このような動物を使用することによりヒト抗体を得ることもできる (W096/34096; Mendez et al., Nat. Genet. 1997, 15: 146-56 参照)。

このようなトランスジェニック動物の使用に代えて、例えば、ヒトリンパ球を *in vitro* で所望の抗原または所望の抗原を発現する細胞で感作し、感作リンパ球をヒトミエローマ細胞、例えば U266 と融合させることにより、抗原への結合活性を有する所望のヒト抗体を得ることもできる (特公平 1-59873 号公報参照)。また、ヒト抗体遺伝子の全てのレパートリーを有するトランスジェニック動物を所望の抗原で免疫することで所望のヒト抗体を取得することができる (W093/12227、W092/03918、W094/02602、W096/34096、W096/33735 参照)。

動物の免疫化は、例えば、感作抗原を Phosphate-Buffered Saline (PBS) または生理食塩水等で適宜希釈、懸濁し、必要に応じてアジュバントを混合して乳化した後、動物の腹腔内または皮下に注射することにより行われる。その後、好ましくは、フロイント不完全アジュバントに混合した感作抗原を 4~21 日毎に数回投与する。抗体の產生の確認は、動物の血清中の目的とする抗体力価を慣用の方法により測定することにより行われ得る。

25 ハイブリドーマは、所望の抗原で免疫化した動物またはリンパ球より得られた抗体産生細胞を、慣用の融合剤(例えば、ポリエチレングリコール)を使用してミ

エローマ細胞と融合して作成することができる(Goding, *Monoclonal Antibodies: Principles and Practice*, Academic Press, 1986, 59-103)。必要に応じハイブリドーマ細胞を培養・増殖し、免疫沈降、放射免疫分析(RIA)、酵素結合免疫吸着分析(ELISA)等の公知の分析法により該ハイブリドーマより產生される抗体の結合特異性を測定する。その後、必要に応じ、目的とする特異性、親和性または活性が測定された抗体を產生するハイブリドーマを限界希釈法等の手法によりサブクローニングすることもできる。

続いて、選択された抗体をコードする遺伝子をハイブリドーマまたは抗体產生細胞(感作リンパ球等)から、抗体に特異的に結合し得るプローブ(例えば、抗体定常領域をコードする配列に相補的なオリゴヌクレオチド等)を用いてクローニングすることができる。また、mRNA から RT-PCR によりクローニングすることも可能である。免疫グロブリンは、IgA、IgD、IgE、IgG 及び IgM の 5 つの異なるクラスに分類される。さらに、これらのクラスは幾つかのサブクラス(アイソタイプ)(例えば、IgG-1、IgG-2、IgG-3、及び IgG-4; IgA-1 及び IgA-2 等)に分けられる。本発明において抗体の製造に使用する H鎖及び L鎖は、これらいずれのクラス及びサブクラスに属する抗体に由来するものであってもよく、特に限定されないが、IgG は特に好ましいものである。

ここで、H鎖及びL鎖をコードする遺伝子を遺伝子工学的手法により改変することも可能である。例えば、マウス抗体、ラット抗体、ウサギ抗体、ハムスター抗体、ヒツジ抗体、ラクダ抗体等の抗体について、ヒトに対する異種抗原性を低下させること等を目的として人為的に改変した遺伝子組換え型抗体、例えば、キメラ抗体、ヒト化抗体等を適宜作製することができる。キメラ抗体は、ヒト以外の哺乳動物、例えば、マウス抗体の H鎖、L鎖の可変領域とヒト抗体の H鎖、L鎖の定常領域からなる抗体であり、マウス抗体の可変領域をコードする DNA をヒト抗体の定常領域をコードする DNA と連結し、これを発現ベクターに組み込んで宿主に導入し產生させることにより得ることができる。ヒト化抗体は、再構成(r

eshaped) ヒト抗体とも称され、ヒト以外の哺乳動物、たとえばマウス抗体の相補性決定領域(CDR; complementary determining region)を連結するように設計したDNA配列を、末端部にオーバーラップする部分を有するように作製した数個のオリゴヌクレオチドからPCR法により合成する。得られたDNAをヒト抗体定常領域をコードするDNAと連結し、次いで発現ベクターに組み込んで、これを宿主に導入し產生させることにより得られる(EP239400; WO96/02576参照)。CDRを介して連結されるヒト抗体のFRは、相補性決定領域が良好な抗原結合部位を形成するものが選択される。必要に応じ、再構成ヒト抗体の相補性決定領域が適切な抗原結合部位を形成するように抗体の可変領域のフレームワーク領域のアミノ酸を置換してもよい(K. Sato et al., Cancer Res. 1993, 53: 851-856)。

上述のヒト化以外に、例えば、抗原との結合性等の抗体の生物学的特性を改善するために改変を行うことも考えられる。このような改変は、部位特異的突然変異(例えば、Kunkel (1985) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 82: 488参照)、PCR変異、カセット変異等の方法により行うことができる。一般に、生物学的特性の改善された抗体変異体は70%以上、より好ましくは80%以上、さらに好ましくは90%以上(例えば、95%以上、97%、98%、99%等)のアミノ酸配列相同性及び/または類似性を元となった抗体の可変領域のアミノ酸配列に対して有する。本明細書において、配列の相同性及び/または類似性は、配列相同性が最大の値を取るように必要に応じ配列を整列化、及びギャップ導入した後、元となった抗体残基と相同(同じ残基)または類似(一般的なアミノ酸の側鎖の特性に基き同じグループに分類されるアミノ酸残基)するアミノ酸残基の割合として定義される。通常、天然のアミノ酸残基は、その側鎖の性質に基いて(1)疎水性: アラニン、イソロイシン、ノルロイシン、バリン、メチオニン及びロイシン; (2)中性親水性: アスパラギン、グルタミン、システイン、スレオニン及びセリン; (3)酸性: アスパラギン酸及びグルタミン酸; (4)塩基性: アルギニン、ヒスチジン及びリシン; (5)鎖の配向に影響する残基: グリシンおよびプロリン; ならびに(6)

- 14 -

芳香族性：チロシン、トリプトファン及びフェニルアラニンのグループに分類される。

通常、H鎖及びL鎖の可変領域中に存在する全部で6つの相補性決定領域(超可変部;CDR)が相互作用し、抗体の抗原結合部位を形成している。このうち1つ

5 の可変領域であっても全結合部位を含むものよりは低い親和性となるものの、抗原を認識し、結合する能力があることが知られている。従って、本発明のH鎖及びL鎖をコードする抗体遺伝子は、該遺伝子によりコードされるポリペプチドが所望の抗原との結合性を維持していればよく、H鎖及びL鎖の各々の抗原結合部位を含む断片部分をコードしていればよい。

10 さらに、本発明の方法においてH鎖をコードする遺伝子は、該遺伝子から発現

される抗体が、第一の対同士又は第二の対同士では抗体が形成しにくいように工夫されていることが好ましい。例えば、knobs-into-holes (特表2001-523971)は、第一のポリペプチドの界面と第二のポリペプチドの界面で特異的かつ相補的な相互作用を導入する(例えば、非天然のジスルフィド結合が第一のポリペプチ

15 ドと第二のポリペプチド間に形成されるように、第一のポリペプチドの界面に遊離チオール含有残基を、第二のポリペプチドの界面中に相当する遊離チオール含有残基を導入する)当業者に公知の技術であり、該方法を用いることによりヘテロマルチマー形成が促進され、ホモマルチマー形成が抑制されたH鎖を発現させることができる。

20 第一のH鎖と結合していない第一のL鎖と第二のL鎖と結合していない第二のH鎖の接触、及び、第一のL鎖と結合していない第一のH鎖と第二のH鎖と結合していない第二のL鎖の接触を阻害するためには、第一のH鎖と第二のL鎖を異なる時期に発現させ、第一のL鎖と第二のH鎖を異なる時期に発現させればよく、例えば、第一の対と第二の対を異なる時期に発現させる方法を採用することがで

25 きる。

上述の第一の対と第二の対を異なる時期に発現させるのに対して、第一の対と

- 第二の対を同時期に発現した場合には、通常、第一の H 鎖と結合していない第一の L 鎖と第二の L 鎖と結合していない第二の H 鎖の接触が阻害されず、第一の L 鎖と結合していない第一の H 鎖と第二の H 鎖と結合していない第二の L 鎖の接触が阻害されていないので、第一の H 鎖と結合していない第一の L 鎖と第二の L 鎖と結合していない第二の H 鎖の結合が抑制されず、第一の L 鎖と結合していない第一の H 鎖と第二の H 鎖と結合していない第二の L 鎖の結合が抑制されてない状態となる。本発明において「第一の対と第二の対を同時期に発現する」とは、第一の対と第二の対の発現時期の少なくとも一部が重なっていることを意味し、好ましくは、第一の対と第二の対の発現時期が一致していることを指す。
- 10 本発明において、第一の対と第二の対を異なる時期に発現させる場合、第一の対が発現している時期と、第二の対が発現している時期が完全に異なっている、つまり、第一の対が発現している時は第二の対は発現しておらず、第二の対が発現している時は第一の対は発現していないことが好ましい。しかしながら、本発明はこれに限定されず、第一の対が発現している時期と第二の対が発現している
- 15 時期の一部が重なっていても良い。第一の H 鎖と第二の L 鎖の結合を抑制し、第二の H 鎖と第一の L 鎖の結合を抑制するその他の方法としては、第一の H 鎖と第二の L 鎖を異なる時期に発現させ、第二の H 鎖と第一の L 鎖を異なる時期に発現させればよい。即ち、本発明の方法においては、第一の H 鎖と第一の L 鎖は同時期に発現させることが好ましいが、特に限定されず、第一の H 鎖と第一の L 鎖を
- 20 異なる時期に発現させてもよい(第二の H 鎖と第二の L 鎖についても同様)。その場合、例えば、第一の H 鎖と結合していない第一の L 鎖と第二の L 鎖と結合していない第二の H 鎖の接触を阻害し、第一の L 鎖と結合していない第一の H 鎖と第二の H 鎖と結合していない第二の L 鎖の接触を阻害すれば第一の H 鎖と第二の L 鎖、及び第一の L 鎖と第二の H 鎖の結合を阻害することができる。例えば、第一
- 25 の対と第二の対を異なる場所で発現させ、それぞれの対を形成してから、第一の対と第二の対を接触させ、抗体を作製してもよい。そのような方法の一つとして、

第一の対と第二の対を異なる細胞中で発現させ、対形成させた後に、第一の対と第二の対を発現する細胞を融合して抗体を作製させる方法が考えられる。

第一の対と第二の対を異なる時期に発現させる為の具体的な方法としては、例えば、発現調節因子などを用いて第一の対と第二の対の発現を異なる時期に誘導する方法を挙げることができる。より具体的には、第一の発現調節因子により第一の対の発現が誘導されるベクターを構築し、第二の発現調節因子により第二の対の発現が誘導されるベクターを構築する。この際、第一の対と第二の対を一つのベクター上に構築してもよいし、異なる2つ以上のベクター上に構築してもよい。又、H鎖とL鎖を同一のベクター上に構築してもよいし、異なる2つ以上のベクターに構築してもよい。次に、構築したベクターを細胞に導入し、まず第一の発現調節因子により第一の対の発現を誘導する。その後、第二の発現調節因子により第二の対の発現を誘導する。この場合、第二の対の発現を誘導する前に、第一の対の発現を停止させておくことが好ましい。

発現調節因子は、宿主細胞中でのH鎖及びL鎖の発現を調節できるものであれば特に限定されず、どのような種類のものを用いてもよい。例えば、発現調節因子の不在下では発現が誘導されず、発現調節因子の存在下では発現が誘導されるものでもよいし、逆に、発現調節因子の存在下では発現が誘導されず、発現調節因子の不在下で発現が誘導されるものでもよい。発現調節因子は、発現誘導剤などの化合物でもよいし、又、温度(熱)などの物理的な要因であってもよい。発現誘導剤の具体的な例としては、テトラサイクリンなどの抗生物質、エクダイソンアナログなどのホルモン、Cre (causes recombination; 相同組換え酵素)などの酵素、等を挙げができる。また、誘導したH鎖及び/またはL鎖の発現をとめるためには、上述の発現調節因子として機能する発現誘導剤を除くことができる。温度(熱)等の物理的要因を発現調節因子とした場合には、発現が誘導されないような温度に戻すことにより誘導したH鎖及び/またはL鎖の発現をとめることができる。

発現調節因子により発現誘導されるベクターの構築は当業者に公知の方法で行うことができる。具体的な例としては、市販されている発現誘導剤により発現が誘導されるベクター(例えば、pcDNA4/T0、pIND: Invitrogen)に抗体の第一の対又は第二の対をコードする遺伝子を導入することにより作製することが可能である。
5 通常、第一の対を構成する H鎖及び L鎖の発現を誘導する第一の発現調節因子と第二の対を構成する H鎖及び L鎖の発現を誘導する第二の発現調節因子は異なる発現調節因子である。また、場合により、第一の H鎖の発現を誘導する発現調節因子と第一の L鎖の発現を誘導する発現調節因子も異なるものであってもよい(第二の H鎖及び L鎖の発現調節因子についても同様)。このようにして構築
10 された発現調節因子により抗体の第一または第二の対の発現が誘導されるベクターは、抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現することが可能となる。又、当該ベクターが導入された宿主細胞は、抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現することが可能な細胞となる。

本発明の各抗体断片を発現させるためのベクターの構築に当たっては、遺伝子情報の転写及び翻訳を制御するプロモーター、ターミネーター等のユニットが必要であり、さらに各抗体断片の N末端に適当なシグナル配列を配置することが好ましい。プロモーターとしては、lac、trp、tac、λ ファージ PL、PR 等に由来するプロモーターが利用可能である。ターミネーターとしては、trpA、ファージ、rrnB リボソーマル RNA 由来のものを使用することができる。適当なシグナル配列としては、宿主細胞からの融合蛋白質の分泌を可能にするリーダーペプチド配列が挙げられ、pel1B 分泌シグナルを例示することができる(Better et al., Science 1983, 240: 1041-3; Sastry et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1989, 86: 5728 参照)。

本発明の抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現することが可能なベクターを作製する為に用いられるベクターは特に限定されず、どのようなベクターを用いてもよい。ベクターの具体的な例としては、哺乳動物由来の発現ベクター

(例えば、pcDNA3 (Invitrogen)、pEGF-BOS (Nucleic Acids Res. 1990, 18(17): 5322)、pEF、pCDM8)、昆虫細胞由来の発現ベクター(例えば「Bac-to-BAC baculovirus expression system」 (Gibco BRL)、pBacPAK8)、植物由来の発現ベクター(例えば pMH1、pMH2)、動物ウイルス由来の発現ベクター(例えば、pHSV、pMV、p 5 AdexLcw)、レトロウイルス由来の発現ベクター(例えば、pZIPneo)、酵母由来の発現ベクター(例えば、「Pichia Expression Kit」 (Invitrogen)、pNV11、SP-Q0 1)、枯草菌由来の発現ベクター(例えば、pPL608、pKTH50)、大腸菌由来の発現ベクター(M13 系ベクター、pUC 系ベクター、pBR322、pBluescript、pCR-Script)などが挙げられる。又、市販されている発現誘導剤により発現が誘導されるベクタ 10 一を用いてもよい。

本発明の抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現することが可能な細胞を作製する為に用いられる細胞は特に限定されず、どのような細胞を用いてもよい。真核細胞を宿主として使用する場合、動物細胞、植物細胞、真菌細胞を用いることができる。動物細胞としては、(1) 哺乳類細胞、例えば、CHO、COS、ミエ 15 ローマ、BHK(baby hamster kidney)、HeLa、Vero、(2) 両生類細胞、例えば、アフリカツメガエル卵母細胞、または(3) 昆虫細胞、例えば、sf9、sf21、Tn5 などが知られている。植物細胞としては、ニコティアナ (*Nicotiana*) 属、例えばニコティアナ・タバカム (*Nicotiana tabacum*) 由来の細胞が知られており、これをカレス培養すればよい。真菌細胞としては、酵母(例えば、サッカロミセス・セレ 20 ビシエ (*Saccharomyces cerevisiae*) 等のサッカロミセス (*Saccharomyces*) 属の細胞等)、糸状菌(例えば、アスペルギルス・ニガー (*Aspergillus niger*) 等のアスペルギルス (*Aspergillus*) 属の細胞等)などが知られている。原核細胞を使用する場合、細菌細胞を用いる產生系がある。細菌細胞としては、大腸菌 (*E. coli*)、枯草菌等が知られている。本発明においては、糖鎖の付加、立体構造の維持等の 25 観点から、動物細胞を用いることが好ましく、特に哺乳動物細胞を用いることが好ましい。これらの細胞に、本発明の抗体の第一の対と第二の対(場合により、

第一並びに第二の対の各々の H鎖及びL鎖)を異なる時期に発現することが可能なベクターを導入することにより本発明の細胞を作製することができる。

構築した各対を発現するベクターの所望の宿主細胞への導入は、用いるベクター及び宿主細胞の種類に依存する。原核細胞を宿主として使用する場合には、例

- 5 えば、カルシウムイオンを用いた方法(Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1972, 69: 2110)、プロトプラスト法(特開昭 63-24829 号公報)、エレクトロポレーション法(Gene 1982, 17: 107; Molecular & General Genetics 1979, 168: 111)等の方法により宿主細胞へ導入することができる。また、宿主細胞が酵母である場合には、エレクトロポレーション法(Methods in Enzymology 1990, 194: 182)、スフェロプラスト法(Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1984, 81: 4889)、酢酸リチウム法(J. Bacteriol. 1983, 153: 163)等が挙げられ、植物細胞についてはアグロバクテリウム法(Gene 1983, 23: 315; WO89/05859 等)、超音波処理による方法(WO 91/00358)等が公知である。また、動物細胞を宿主とした場合には、エレクトロポレーション法(Cytotechnology 1990, 3: 133)、リン酸カルシウム法(特開平 15 2-227075 号公報)、リポフェクション法(Proc. Natl. Acad. Sci. USA 1987, 84: 7413; Virology 1973, 52: 456)、リン酸-カルシウム共沈法、DEAE-デキストラン法、微小ガラス管を用いた DNA の直接注入法等が挙げられる。

上述のようにして取得された宿主細胞は、例えば、次のような方法で培養することができる。宿主が原核生物や真核微生物である場合は、培地は該生物が資化

- 20 し得る炭素源、窒素源、無機塩類等の生育に必要な物質を含有し、形質転換体の効率的な培養を可能にするものであれば天然培地、合成培地のいずれでもよい。培養は好気的条件、嫌気的条件のいずれで行ってもよく、生育温度、培地の pH、生育時間等の条件は、用いる形質転換体の種類に応じ適宜当業者により決定され得るものである。また、誘導性のプロモーターを用いた発現ベクターについては、25 必要に応じてインデューサーを培地に添加すればよい(例えば、lac プロモーターであれば IPTG、trp プロモーターであれば IAA 等)。昆虫細胞を宿主細胞とし

- 20 -

て用いる場合には、培地としては TNM-FH 培地(Pharmingen)、Sf-900 II SFM 培地(Life Technologies)、ExCell400 及び ExCell405(JRH Biosciences)、Grace's Insect Medium(Nature 195: 788 (1962))等を用いることができ、必要に応じゲンタマイシン等の抗生物質を添加してもよい。宿主細胞が動物細胞である場合には、一般に使用されている RPMI1640 培地(The Journal of American Medical Association 199: 519 (1967))、Eagle の MEM 培地(Science 122: 501 (1952))、D MEM 培地(Virology 8: 396 (1959))、199 培地(Proceeding of the Society for the Biological Medicine 73: 1 (1950))、または、これらの培地に BSA 等を添加した培地を使用することができる。培養は通常の条件、例えば、pH6~8、30~40°C、5%CO₂存在下で行うことができる。この際、必要に応じカナマイシン、ペニシリン等の抗生物質を培地に添加してもよい。

抗体遺伝子を適当なベクターに組み込んで、これを宿主に導入し、遺伝子組換え技術を用いて抗体を産生させる方法は当業者によく知られている(例えば、Carl, A. K. Borrebaeck, James, W. Larrick, THERAPEUTIC MONOCLONAL ANTIBODIES, Published in the United Kingdom by MACMILLAN PUBLISHERS LTD, 1990 参照)。

本発明の具体的な抗体の製造方法として、例えば、次のような方法が考えられる。最初に、抗体左腕 H鎖および L鎖(Left HL)をテトラサイクリン誘導型の pcDNA4(Invitrogen)ベクターへ、抗体右腕 H鎖および L鎖(Right HL)をエクダイソング誘導型の pIND(Invitrogen)ベクターへ組み込む。全ての発現調節プラスミドを上述の適当な宿主細胞、例えば、COS-7 等の動物細胞に形質導入する。その後、例えば、一次誘導としてテトラサイクリンを培地へ添加し、抗体左腕 HL 分子を細胞内で形成させる。1~2 日間の一次誘導発現後、一旦培地を洗浄することにより、最初の薬剤(ここではテトラサイクリン)を完全に除去する。次に、二次誘導用の薬剤エクダイソングアログを含む新鮮な培地に置換し、二次誘導発現を例えれば 2~3 日間行う。その結果、抗体右腕 HL 分子が生成され、既に細胞中に存在していた左腕 HL 分子と会合し完全体 BsAb が形成され、培地中へ分泌される。

本発明の抗体の製造方法により、第一の対と第二の対の両方を含む抗体以外の産性を抑制し、製造される抗体組成物中に含まれる第一の対と第二の対の両方を含む抗体の割合を高めることができる。即ち、本発明の方法により、製造される抗体組成物の比活性を増加させることができる。

5

2. 抗体

本発明により上述の方法で製造される抗体が提供される。必要に応じ、上記方法により製造された抗体組成物中の抗体を、通常のタンパク質の精製で使用されている公知の方法により精製することができる。例えば、プロテイン A カラムなどのアフィニティーカラム、クロマトグラフィーカラム、フィルター、限外濾過、塩析、透析等を適宜選択、組合せることにより、抗体を分離、精製することができる (Antibodies: A Laboratory Manual, Ed Harlow, David Lane, Cold Spring Harbor Laboratory, 1988)。精製は、例えば、抗体の抗原結合活性を指標として行うことができる。抗体の抗原結合活性 (Antibodies: A Laboratory Manual, Ed Harlow, David Lane, Cold Spring Harbor Laboratory, 1988) の測定には公知の手段を使用することができる。例えば、ELISA(酵素結合免疫吸着検定法)、EIA(酵素免疫測定法)、RIA(放射免疫測定法)または蛍光免疫法などを用いることができる。

本発明で製造される多重特異性抗体は特に限定されないが、通常、第一の H鎖と第二の H 鎖のアミノ酸配列が異なっており、第一の L 鎖と第二の L 鎖のアミノ酸配列が異なっている二特異性抗体 (BsAb) である。以下、主として BsAb について述べるが、その他の多重特異性抗体にも同様に適用することができる。第一の対と第二の対が認識する抗原は同じでもよいが、好ましくは異なる抗原(又はエピトープ)を認識する BsAb である。本発明においては、全く異なる抗原を認識する BsAb でもよいし、同一抗原上の異なる部位(異なるエピトープ)を認識する BsAb でもよい。又、一方がタンパク質、ペプチド、遺伝子、糖などの抗原を認識

- 22 -

し、他方が放射性物質、化学療法剤、細胞由来トキシン等の細胞傷害性物質などを認識してもよい。

本発明で製造される抗体は、第一の対同士又は第二の対同士では抗体が形成されにくい工夫がされていることが好ましい。そのような工夫の具体例としては、

- 5 knobs-into-holes を挙げることができる。knobs-into-holes は、ヘテロマルチマー形成を促進し、ホモマルチマー形成を抑制するように、第一のポリペプチドの界面と第二のポリペプチドの界面で特異的かつ相補的な相互作用を導入する(例えば、非天然のジスルフィド結合が第一のポリペプチドと第二のポリペプチド間に形成されるように、第一のポリペプチドの界面に遊離チオール含有残基を、
10 第二のポリペプチドの界面中に相当する遊離チオール含有残基を導入する)方法である(特表 2001-523971)。knobs-into-holes は当業者に公知の技術であり、当業者は適宜、抗体に導入することが可能である。

又、本発明で製造される抗体は、H鎖とL鎖がリンカーなどで結合されていない抗体であることが好ましく、さらに好ましくはH鎖とL鎖間にジスルフィド結合以外の共有結合が存在しない抗体であることが好ましい。

また、抗体は抗原に結合することができれば、抗体断片等の低分子化抗体または抗体の修飾物などであってもよい。抗体断片の具体例としては、例えば、Fab、Fab'、F(ab')2、Fv、ダイアボディなどを挙げができる。このような抗体断片を得るには、これら抗体断片をコードする遺伝子を構築し、これを発現ベクターに導入した後、適当な宿主細胞で発現させればよい(例えば、M. S. Co et al., J. Immunol. 1994, 152: 2968-2976; M. Better and A. H. Horwitz, Methods Enzymol. 1989, 178: 476-496; A. Pluckthun and A. Skerra, Methods Enzymol. 1989, 178: 497-515; E. Lamoyi, Methods Enzymol. 1986, 121: 652-663; J. Rousseaux et al., Methods Enzymol. 1986, 121: 663-669; R. E. Bird and
20 B. W. Walker, Trends Biotechnol. 1991, 9: 132-137 参照)。

抗体の修飾物として、ポリエチレングリコール(PEG)等の各種分子と結合した

抗体を使用することもできる。又、抗体に標識物質、化学療法剤、細菌由来トキシン等の細胞傷害性物質などを結合することも可能である。特に標識抗体は有用であり、酵素、蛍光物質、発光物質、放射性同位体、金属キレート等により抗体を標識し、検出する方法が公知である。抗体修飾物は、得られた抗体に架橋剤等を用いて化学的な修飾を直接的に施すことによって得ることができる。また、抗体に対して低分子ハプテン(例えば、ビオチン、ジニトロフェニル、ピリドキサール、フルオレサミン等)を結合し、低分子ハプテンを認識する結合成分により間接的な標識を施すこともできる。また、本発明においては、糖鎖を改変した抗体などを用いることも可能である。抗体の糖鎖改変技術は既に知られている(例えば、W000/61739、W002/31140など)。本発明における「抗体」にはこれらの抗体も包含される。

本発明の抗体は、癌治療において使用することを目的とする場合には、例えば、抗体の一方の腕は腫瘍細胞抗原を認識するように調製し、他方の腕は細胞傷害性を誘起する分子を認識するように設計することができる。腫瘍細胞抗原としては、
15 例えば、1D10(悪性B細胞)、AMOC-1(pan carcinoma associated antigen)、CAMA
1、CD7、CD15、CD19、CD22、CD38、CEA、EGF受容体、Id-1、L-D1(大腸癌)、MoV
18、p97、p185^{HER2}、OVCAR-3、神経細胞接着分子(neural cell adhesion molecule; NCAM)、腎細胞癌、メラノサイト刺激ホルモンアナログ、葉酸結合蛋白質(FBP)等が挙げられる。また、細胞傷害性を誘起する分子としては、CD3、CD16、Fc
20 γ RIが例示される。その他、IFN- α 、サポニン、ピンカアルカロイド、リシンのA鎖等の毒素と結合できるようBsAbを設計することもできる。

また、ヘテロ二量体を形成し、リガンドとの結合によりその鎖間の距離または角度等が変化することにより細胞内にシグナルを伝達する受容体(例えば、多くのサイトカイン受容体)に対して結合するように構築することにより、リガンドによる受容体の二量体化を模倣できるアゴニスト抗体として本発明の抗体を利用することができます。

その他にも、(1)CD30 及びアルカリホスファターゼに結合し、リン酸マイトイシンをマイトイシンアルコールに変換する等の、化学物質の変換を助ける酵素と相互作用する抗体、(2)纖維素溶解剤として使用できる、フィブリン、tPA、uPA 等に結合する抗体、(3)LDL 及びFc受容体($Fc\gamma RI$ 、 $Fc\gamma RII$ 、または $Fc\gamma RIII$)等に結合し免疫複合体を細胞表面受容体へ誘導する抗体、(4)CD3 等のT細胞上の抗原と、HCV、インフルエンザ、HIV 等の病原菌の抗原を認識する感染性の疾患に使用できる抗体、(5)腫瘍の検出に使用し得る腫瘍抗原と、EOTUBE、DPTA、ハプテン等の検出可能な物質に結合性を有する抗体、(6)ワクチンアジュバントとして使用し得る抗体(Fanger et al., Crit. Rev. Immunol. 1992, 12: 101-24 参照)、並びに(7)診断において使用し得るウサギ IgG、西洋ワサビペルオキシダーゼ(HRP)、FITC、 β -ガラクトシダーゼ等の検出可能な物質と、ホルモン、フェリチン、ソマトスタチン、サブスタンス P、CEA 等を抗原とする抗体等が知られており、これらの公知の多重特異性抗体(WO89/02922号パンフレット、EP314、317号公報、US5116964号公報参照)を含む様々な抗体を本発明の方法により製造することができる。

以上のように、本発明の抗体は、従来知られている多特異性抗体と同様に、免疫診断、治療及び免疫学的検定による診断等の臨床分野において有用である。例えば、腫瘍細胞を殺す等の細胞障害性を誘起するため、ワクチンアジュバントとして、血栓溶解剤等の薬剤を適切に生体内において標的に対して運搬するため、酵素により活性化されるプロドラッグを標的部位において確実に変換するため、感染性の疾患の治療用に、細胞表面受容体に対して免疫複合体を誘導するため、免疫毒素等を腫瘍細胞等の標的細胞に運搬するため等、様々な治療目的で使用することが考えられる。

本発明の抗体を医薬組成物として用いる場合には、当業者に公知の方法で製剤化することが可能である。このような治療目的で使用される本発明の抗体を含む医薬組成物は、必要に応じ、それらに対して不活性な適当な薬学的に許容される

担体、媒体等と混和して製剤化することができる。例えば、滅菌水や生理食塩水、安定剤、賦形剤、酸化防止剤(アスコルビン酸等)、緩衝剤(リン酸、クエン酸、他の有機酸等)、防腐剤、界面活性剤(PEG、Tween 等)、キレート剤(EDTA 等)、結合剤等を挙げることができる。また、その他の低分子量のポリペプチド、血清ア
5 ルブミン、ゼラチンや免疫グロブリン等の蛋白質、グリシン、グルタミン、アス
ペラギン、アルギニン及びリシン等のアミノ酸、多糖及び单糖等の糖類や炭水化
物、マンニトールやソルビトール等の糖アルコールを含んでいてもよい。注射用
の水溶液とする場合には、例えば生理食塩水、ブドウ糖やその他の補助薬を含む
等張液、例えば、D-ソルビトール、D-マンノース、D-マンニトール、塩化ナトリ
10 ウムが挙げられ、適当な溶解補助剤、例えばアルコール(エタノール等)、ポリア
ルコール(プロピレングリコール、PEG 等)、非イオン性界面活性剤(ポリソルベ
ート 80、HCO-50)等と併用してもよい。

また、必要に応じ本発明の Db をマイクロカプセル(ヒドロキシメチルセルロー
ス、ゼラチン、ポリ[メチルメタクリル酸]等のマイクロカプセル)に封入したり、
15 コロイドドラッグデリバリーシステム(リポソーム、アルブミンミクロスフェア、
マイクロエマルジョン、ナノ粒子及びナノカプセル等)とすることもできる("Rem
ington's Pharmaceutical Science 16th edition", Oslo Ed., 1980 等参照)。さ
らに、薬剤を徐放性の薬剤とする方法も公知であり、本発明の Db に適用し得る
(Langer et al., J. Biomed. Mater. Res. 1981, 15: 167-277; Langer, Chem. Tec
20 h. 1982, 12: 98-105;米国特許第 3,773,919 号;欧州特許出願公開(EP)第 58,481
号; Sidman et al., Biopolymers 1983, 22: 547-556;EP 第 133,988 号)。

患者への投与は経口、非経口投与のいずれでも可能であるが、好ましくは非経
口投与であり、具体的には、注射剤型、経鼻投与剤型、経肺投与剤型、経皮投
型などが挙げられる。注射剤型の例としては、例えば、静脈内注射、筋肉内注射、
25 腹腔内注射、皮下注射などにより全身または局部的に投与することができる。ま
た、患者の年齢、症状によって適宜投与方法を選択することができる。投与量と

- 26 -

しては、例えば、一回につき体重1kgあたり0.0001mgから1000mgの範囲で選ぶことが可能である。あるいは、例えば、患者あたり0.001～100000mg/bodyの範囲で投与量を選ぶことができる。しかしながら、本発明はこれらの投与量および投与方法等に制限されるものではない。

5 本発明の抗体は酵素免疫分析に用いることもできる。このためには、抗体の一方の抗体可変領域は酵素上の酵素活性を阻害しないエピトープを、そして他方は担体に結合するような担体を認識するように設計する。例えば、IgG、フェリチン、HRP及びホルモン等を認識する抗体を挙げることができる。

また、本発明の抗体は *in vivo* 及び *in vitro* における種々の疾病的免疫診断
10 用いることも可能である。例えば、抗体の一方の対の抗体可変領域を腫瘍細胞に特異的な抗原等を認識するようにし、他方は検出可能なマーカーに結合するよう設計することができる。検出可能なマーカーとしては放射性同位体(例えば、
³H、¹⁴C、³²P、³⁵S、¹²⁵I等)、蛍光色素(フルオレセイン、ルシフェリン等)、化学
15 ルミネセンス化合物(イソチオシアネート、ローダミン等)、アルカリホスファターゼ、β-ガラクトシダーゼ、HRP等の汎用の酵素等を挙げることができ、抗体のこれらの物質との結合及び検出は公知の方法に従って行うことができる(Hunter et al., Nature 1962, 144: 945; David et al., Biochemistry 1974, 13: 10
14; Pain et al., J. Immunol. Meth. 1981, 40: 219; Nygen, J. Histochem and Cytochem 1982, 30: 407 参照)。このように検出可能な物質に対して反応性を
20 有する本発明の抗体は、拮抗的結合分析、直接的及び間接的なサンドイッチ免疫分析(ELISA等)、免疫沈降分析(Zola, "Monoclonal Antibodies: A Manual of Techniques", pp. 147-158, CRC Press Inc. (1987))等を含む、種々の分析において用いることもできる。

本発明の抗体を上述のような診断等において使用する場合、必要に応じ抗体を
25 不溶性担体に結合することもできる。抗体を不溶性担体に結合する方法は周知であり、慣用の化学結合法または物理的吸着法により抗体を固相化することができ

る。不溶性担体としては例えば、種々の合成樹脂、多糖類、ガラス、金属等を素材とした球状、繊維状、棒状、トレイ等の容器状、盤状、セル及び試験管等の所望の形態の担体を挙げることができる。

5 3. 抗体組成物

本発明において抗体組成物とは、複数種類の抗体を含む集団のことをいう。

抗体組成物において、目的型の抗体の割合を高くするとは、抗体組成物中に含まれる、第一の対と第二の対で形成される抗体の割合を高くすることを意味する。つまり、抗体組成物中の第一の H鎖と第二の L鎖で形成される対又は第二の H鎖
10 と第一の L鎖で形成される対を含む抗体の割合を低くすることを意味する。即ち、本発明の抗体組成物は、一般的には、より高い比活性を有するものである。

抗体の比活性の指標としては、抗体の結合活性、アゴニスト活性、アンタゴニスト活性、中和活性などを挙げることができる。比活性を測定する為に用いる検出指標としては、抗体組成物中の目的とする抗体の量的および/又は質的な変化
15 が測定可能である限りどのような指標をも使用することができる。例えば、無細胞系(cell free assay)の指標、細胞系(cell-based assay)の指標、組織系の指標、生体系の指標を用いることができる。無細胞系の指標としては、本発明の抗体の結合、アゴニスト作用、アンタゴニスト作用、中和作用等による酵素反応またはタンパク質、DNA、RNA の量的および/若しくは質的な変化を用いることができる。
20 酵素反応としては、例えば、アミノ酸転移反応、糖転移反応、脱水反応、脱水素反応、基質切断反応等を用いることができる。また、タンパク質のリン酸化、脱リン酸化、二量体化、多量体化、分解、乖離等、さらに DNA または RNA の增幅、切断、伸長も指標として用いることができる。また、シグナル伝達経路の下流に存在するタンパク質のリン酸化を検出指標とすることもできる。細胞系の
25 指標としては、本発明の抗体の結合、アゴニスト作用、アンタゴニスト作用、中和作用等による細胞の表現型の変化、例えば、産生物質の量的及び/又は質的変

化、増殖活性の変化、形態の変化、特性の変化等を用いることができる。産生物質としては、分泌タンパク質、表面抗原、細胞内タンパク質、mRNA 等を用いることができる。形態の変化としては、突起形成及び/又は突起の数の変化、偏平度の変化、伸長度/縦横比の変化、細胞の大きさの変化、内部構造の変化、細胞集団としての異形性/均一性、細胞密度の変化等を用いることができる。細胞の形態の変化は、一般に顕鏡下での観察で確認することができる。特性の変化としては、足場依存性、サイトカイン依存応答性、ホルモン依存性、薬剤耐性、細胞運動性、細胞遊走活性、拍動性、細胞内物質の変化等を用いることができる。細胞運動性としては、細胞浸潤活性、細胞遊走活性がある。また、細胞内物質の変化としては例えば、酵素活性、mRNA 量、Ca²⁺ 及び cAMP 等の細胞内情報伝達物質量、細胞内蛋白質量等を用いることができる。また、受容体への本発明の抗体の結合、アゴニスト作用、アンタゴニスト作用、中和作用によって誘導される細胞の増殖活性の変化を指標とすることができる。組織系の指標としては、使用する組織に応じた機能変化を検出指標とすることができる。生体系の指標としては本発明の抗体の結合、アゴニスト作用、アンタゴニスト作用、中和作用等による組織重量変化、血液系の変化、例えば血球細胞数の変化、タンパク質量、酵素活性、電解質量の変化、また、循環器系の変化、例えば、血圧、心拍数の変化等を用いることができる。

これらの検出指標を測定する方法としては、特に制限はなく、発光、発色、蛍光、放射活性、蛍光偏光度、表面プラズモン共鳴シグナル、時間分解蛍光度、質量、吸収スペクトル、光散乱、蛍光共鳴エネルギー移動等を用いることができる。これらの測定方法は当業者にとっては周知であり、目的に応じて、適宜選択することができる。例えば、吸収スペクトルは一般的に用いられるフォトメータ又はプレートリーダ等、発光はルミノメータ等、蛍光はフルオロメータ等で測定することができる。質量は質量分析計を用いて測定することができる。放射活性は、放射線の種類に応じてガンマカウンターなどの測定機器を用いて、蛍光偏光度は

BEACON(宝酒造)、表面プラズモン共鳴シグナルは BIACORE、時間分解蛍光、蛍光共鳴エネルギー移動などは ARVO などにより測定できる。さらに、フローサイトメータなども測定に用いることができる。これらの測定方法は、一つの測定方法で 2 種以上の検出指標を測定しても良く、簡便であれば、2 種以上の測定を同時に 5 および/または連続して測定することによりさらに多數の検出指標を測定することも可能である。例えば、蛍光と蛍光共鳴エネルギー移動を同時にフルオロメータで測定することができる。

4. ベクター及び細胞

10 本発明により、本発明の抗体の製造方法において使用することができる、発現誘導剤により抗体の L鎖または H鎖の発現が誘導されるベクターが提供される。本発明の抗体の製造方法において使用できるベクターは、好ましくは、一つの発現調節因子により対となる L鎖及び H鎖の両方が誘導されるものである。ここで、L鎖及び H鎖をコードする遺伝子は同じベクター中に組み込まれていても、別々 15 のベクター中に組み込まれていてもよい。本発明はまた、第一の L鎖及び第一の H鎖をコードするベクター、並びに、第二の L鎖及び第二の H鎖をコードするベクターを含むベクターキットに関する。該ベクターキットでは、好ましくは第一の L鎖・H鎖と第二の L鎖・H鎖は異なる発現調節因子により誘導される。さらに、必要に応じ、第一の L鎖、第一の H鎖、第二の L鎖、第二の H鎖の発現が 20 各々別の発現調節因子により誘導されるように本発明のベクター及びベクターキットを構築してもよい。

本発明は上記ベクターまたはベクターキットを含有する細胞を提供する。該細胞は好ましくは、抗体の第一の H鎖及び L鎖からなる対と、抗体の第二の H鎖と L鎖からなる対を異なる時期に発現するものである。本発明のベクター及び細胞 25 については、上記「1. 抗体の製造方法」の項の記載を参照することができる。

- 30 -

なお本明細書において引用された全ての先行文献は、参照として本明細書に組み入れられる。

図面の簡単な説明

- 5 図1は、ルシフェラーゼ定量法によるIFNアゴニスト活性の比較を示すグラフである。2-3: 同時誘導, 3-3: テトラサイクリンで1日誘導後、ムリストロンAで2日誘導発現, 4-4: テトラサイクリンで1日誘導後、ムリストロンAで3日誘導発現, 5-3: テトラサイクリンで2日誘導後、ムリストロンAで1日誘導発現, 7-4: ムリストロンAで1日誘導後、テトラサイクリンで3日誘導発現。
- 10 図2は、サンドイッチELISA法による目的型抗体量の比較を示すグラフである。各抗体サンプル濃度における吸光度を参考波長655nmにて405nmで計測した。上段はAR1-His+抗体+AR2-biotin、下段はAR2-His+抗体+AR1-biotinを示す。黒丸: 同時誘導発現サンプル、白四角: 時間差誘導発現サンプル。

15 発明を実施するための最良の形態

以下、本発明を実施例によりさらに詳細に説明するが、これらの実施例は本発明をいかなる意味でも限定するものではない。

1. ヒトIFNヘテロ受容体(AR1/AR2)に結合する二特異性IgG抗体発現用プラス
20 ミド構築

本抗体は2種のH鎖と共に抗AR1または抗AR2いずれかのL鎖だけを発現させ、L鎖を共通のものにした場合活性を失う為、逆に阻害に働くことが考えられる。つまり、両L鎖を発現させた際に目的の組合せのIgGが優先的に発現すればIgGの見かけ上の比活性が上昇することが期待される。

- 25 二特異性IgG抗体を産生する際に、各H鎖のヘテロな組み合わせの分子を形成させるためにIgG1のknob-into-hole技術[Ridway et al., Protein Eng. 9;61

- 31 -

7-21(1996)]を参考に、ヒト IgG4 の CH3 部分へのアミノ酸置換体を作製した。a タイプ(ヒト IgG4 γ a)は Y349C、T366W 置換体であり、b タイプ(ヒト IgG4 γ b)は E356C、T366S、L368A、Y407V の置換体である。さらに、両置換体のヒンジ領域にも置換 (-ppcpScp- → -ppcpPcp-) を導入した。

5 AR1 受容体を認識する抗体分子片腕(便宜上右腕 HL 分子と称する)の発現用として、テトラサイクリン誘導型ベクター pcDNA4 (Invitrogen) を用いた。抗体右腕 HL 分子を構成する H鎖および L鎖それぞれの発現ユニット、すなわち動物細胞用シグナル配列(IL3ss) [Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 81; 1075(1984)]の下流に AR1 受容体を認識するマウス抗体可変領域(VH ないし VL)とヒト IgG4 γ a 定常領域ないし κ 定常領域、を組み込んだベクター(pcDNA1-24H ないし pcDNA1-24L)を公知の遺伝子工学的手法に則り作製した。

10

15 AR2 受容体を認識するもう一方の片腕(便宜上左腕 HL 分子と称する)はエクダイソン類似体誘導型ベクター pIND (Invitrogen) を用いた。抗体左腕 HL 分子を構成する H鎖および L鎖それぞれの発現ユニット、すなわち動物細胞用シグナル配列(IL6ss) [EMBO. J. 6; 2939(1987)]の下流に AR2 受容体を認識するマウス抗体可変領域(VH ないし VL)とヒト IgG4 γ b 定常領域ないし κ 定常領域、を組み込んだベクター(pIND2-7H ないし pIND2-7L)を同様に作製した。各々のプラスミド DNA は市販プラスミド精製キット(QIAprep Spin Miniprep Kit, QIAGEN)を用いて単離した。各プラスミド溶液は、使用するまで 4°Cで保存した。

20

2. 二特異性 IgG 抗体の動物細胞での時間差 HL 発現

2-1. DNA 溶液の調製

25 抗体右腕 HL 分子発現用ベクター (pcDNA1-24H そして pcDNA1-24L) はテトラサイクリンにより発現誘導がかかる。テトラサイクリンが存在しない状況下で発現を完全に抑制する為に Tet リプレッサー(TetR)をコードするプラスミド pcDNA6/TR (Invitrogen)が要求される。ここで、発現した TetR は 2 量体で pcDNA4/T0

上の 2 つの Tet オペレーター配列 (Tet02) に結合し、目的遺伝子の転写を抑制する。そして、添加したテトラサイクリンが TetR 2 量体と結合し、構造変化により TetR が Tet オペレーターから離れることにより、CMV/Tet02 プロモーターによる目的遺伝子の転写が誘導される。また、抗体左腕 HL 分子発現用ベクター (p

5 IND2-7H そして pIND2-7L) は、昆虫ホルモンであるエクダイソン類似化合物 (ムリステロン A あるいはポナステロン A) により発現誘導がかかる。このとき、エクダイソン類似化合物と反応し誘導を行なうエクダイソンレセプターとレチノイド X レセプターを恒常に発現するプラスミド pVgRXR (Invitrogen) が要求される。ここで、エクダイソンアナログの添加により、その類似体と、エクダイソン
10 レセプターとレチノイド X レセプターのヘテロ 2 量体が pIND ベクターのエクダイソン/グルココルチコイド (5XE/GRE) プロモーターに結合して目的遺伝子発現が活性化する。従って、動物細胞のトランスフェクションの為に pcDNA1-24H、pcDNA1-24L、pIND2-7H、pIND2-7L、pcDNA6/TR そして pVgRXR からなる計 6 種類のプラスミド DNA 混液を調製した。

15 2-2. 動物細胞のトランスフェクション

アフリカミドリザル腎臓由来培養細胞 COS-7 株 (Invitrogen) を用いた場合には、細胞を DMEM+10%FCS 培地へ懸濁し、 $1 \times 10^5/\text{ml}$ の細胞密度で接着細胞用 6-well プレート (CORNING) の各 well へ 1ml ずつ蒔きこみ、37°Cにて 5% CO₂ インキュベーター内で一晩培養した。2-1 で調製したプラスミド DNA 混液をトランスフェクション試薬 FuGENE 6 (Roche) (Invitrogen) 1.5 μl と Opti-MEM I 培地 (Invitrogen) 250 μl の混液へ加えて室温 20 分間静置したものを各 well の細胞へ投入し、4~5 時間 37°Cにて 5% CO₂ インキュベーター内でインキュベートした。

ヒト胎児腎臓由来培養細胞 HEK293H 株 (Invitrogen) を用いた場合には、細胞を DMEM+10%FCS 培地へ懸濁し、 $5 \times 10^5/\text{ml}$ の細胞密度で接着細胞用 12-well プレート (CORNING) の各 well へ 1ml ずつ蒔きこみ、37°Cにて 5% CO₂ インキュベーター内で一晩培養した。2-1 で調製したプラスミド DNA 混液をトランスフェクショ

- 33 -

ン試薬 Lipofectamine 2000 (Invitrogen) 7 μ l と Opti-MEM I 培地(Invitrogen) 250 μ l の混液へ加えて室温 20 分間静置したものを各 well の細胞へ投入し、4~5 時間 37°Cにて 5% CO₂ インキュベーター内でインキュベートした。

2-3. 二特異性 IgG 抗体の発現誘導

5 2-2 の通りトランスフェクションした細胞培養液から培地を吸引除去し、1 μ g /ml のテトラサイクリン塩酸塩(和光純薬)を含む 1ml CHO-S-SFM-II (Invitrogen) 培地を投入し、37°Cにて 5% CO₂ インキュベーター内で 1 日培養して、抗体右腕 HL 分子の第一次発現誘導を行なった。その後、培地を吸引除去し、一旦 1ml CH 10 O-S-SFM-II 培地にて洗浄した後、5 μ M のムリステロン A (Invitrogen) ないしボ ナステロン A (Invitrogen) を含む 1ml CHO-S-SFM-II 培地を投入し、37°Cにて 5% CO₂ インキュベーター内で 2 日ないし 3 日培養して、抗体左腕 HL 分子の第二次 発現誘導を行ない、培地中へ二特異性 IgG 抗体を分泌させた。培養上清は回収さ れた後、一旦遠心(約 2000g、5 分間、室温)して細胞を除去して、必要に応じマ 15 イクロコン-50 (Millipore) で濃縮を行った。該サンプルは使用するまで 4°Cで 保存した。

2-4. 発現抗体の精製

2-3 にて調製された抗体発現上清サンプルをプロテイン A樹脂(rmp Protein A Sepharose FAST FLOW, Amersham biosciences)を用いて精製した。すなわち、該上清 4ml に対し TBS 緩衝液で置換した樹脂 50 μ l を添加し、一晩 4°Cで転倒混 20 和し、抗体を樹脂へ吸着させた。一旦遠心(3000 g, 10 分)して上清を除去した 後、TBS 緩衝液 500 μ l に懸濁し、0.22 μ m フィルターカップ(Millipore)へ移し た。遠心(3000 g, 1 分)と TBS 緩衝液による洗浄を 3 回繰り返した後、溶出緩衝 液(10mM HCl, 150mM NaCl, and 0.01% Tween20) 100 μ l にて溶出した。溶出液 25 へ 150mM NaCl を含む 1M Tris 溶液 5 μ l を添加し中和した。該溶液は使用するま で 4°Cで保存した。

2-5. ヒト IgG 濃度の定量

Goat affinity purified antibody to human IgG Fc (Cappel)を coating buffer にて $1 \mu\text{g/mL}$ に調製し、96-well イムノプレート MaxiSorp Surface (NALGENE NUNC International)に固相化した。Diluent buffer (D. B.)にてブロッキング処理した後、D. B. を用いて適当に希釈した培養上清サンプルないし精製抗体サンプル 5 を添加した。また、抗体濃度算出のためのスタンダードとして、 1000 ng/mL から 2 倍系列で D. B. にて 11 段階希釈した ChromPure Human IgG, whole molecule (Jackson ImmunoResearch、 11.1 mg/mL) を同様に添加した。3 回洗浄した後、Goat anti-human IgG, alkaline phosphatase (Biosource) を反応させた。5 回洗浄した 10 後、Sigma 104^(R) phosphatase substrate (Sigma Chemical) を基質として発色させ、吸光度リーダー Model 550 (Bio-Rad Laboratories) により、参照波長 655 nm として 405 nm の吸光度を測定した。Microplate Manager III (Bio-Rad Laboreto 15 ries) ソフトウェアを用いて、スタンダードの検量線から培養上清中のヒト IgG 濃度を算出した。

15 3. レポータージーンアッセイ法によるヒト IFN アゴニスト活性測定

ヒト肝癌由来培養細胞 HuH-7(国立衛生試験所)に IFN 刺激応答因子の下流にルシフェラーゼ遺伝子を有するプラスミド pISRE-Luc (Stratagene) を導入した形質転換細胞を用いて、未精製抗体の IFN アゴニスト活性 (Relative Luciferase Unit: RLU) を調査した。活性測定はルシフェラーゼ定量システム Bright-GloTM Luciferase Assay System (Promega) を用いて添付マニュアル記載の方法に従い行なった。陽性対照として、ヒト IFN α (rhIFN- α A, CALBIOCHEM) を用いた。結果を図 20 1 に示す。誘導型ベクターで時間差誘導発現をかけたもの (3-3, 4-4, 5-3, および 7-4) は、誘導型ベクターで全てを同時に誘導発現かけたもの (2-3) に対し 5 倍から 10 倍の比活性上昇が認められた。すなわち、時間差で各 HL 分子を発現させることで、目的外の組合せの余計な IgG の生成割合が抑えられた結果、比活性 25 が上昇した可能性が強く示唆された。

4. サンドイッチ ELISA 法による目的抗体発現量の解析

96-well Ni-NTA HisSorb Plate (QIAGEN) へ、His タグ標識された各受容体 (AR 1-His ないし AR2-His) を Diluent buffer (D. B.) にて 500ng/ml に希釈したもの 1
5 00 μl を添加し一晩 4°C で吸着させた。一旦上清を吸引除去した後、SuperBlockTM Blocking Buffer in TBS (PIERCE) 200 μl を添加し、室温 60 分プロッキング処理した。3 回洗浄した後、D. B. で希釈した精製抗体 (31.25~500ng/ml) を添加し、室温 60 分インキュベートした。抗体としては、一つはトランスフェクション後同時にテトラサイクリンとポナステロン A にて誘導発現させたもの（同時誘導）、もう一つはテトラサイクリンで 1 日誘導かけた後にポナステロン A で 2 日誘導発現させたもの（時間差発現）を用いた。3 回洗浄した後、それぞれに対応するビオチン化 2 次抗原（すなわち AR1-His に対しては AR2-biotin、AR2-His に対しては AR1-biotin）を D. B. にて 500ng/ml に希釈したもの 100 μl を添加し、室温 60 分インキュベートした。3 回洗浄した後、D. B. で 3000 倍に希釈された A
10 P-sterptavidine (ZYMED) を添加し、室温 60 分インキュベートした。5 回洗浄した後、Sigma 104^(R) phosphatase substrate (Sigma Chemical) を基質として発色させ、吸光度リーダー Model 1550 (Bio-Rad Laboratories) により、参照波長 655 nm として 405 nm の吸光度を測定した。

その結果、ELISA 2 種類の方策 (AR1-His+抗体+AR2-biotin および AR2-His+抗体+AR1-biotin) 双方ににおいて時間差で各 HL 分子を発現誘導させた方が、両 HL 分子を同時に発現させる方法よりも単位抗体量あたり約 2 倍強高い結合度を示し、目的型抗体比率の優位性を示唆した（図 2 参照）。

産業上の利用の可能性

25 本発明は、複数の抗体または抗体断片を結合する多重特異性抗体の製造において目的とする型の抗体を優先的に製造する方法を提供するものである。より詳細

- 36 -

には、例えば二特異性抗体(BsAb)の製造において、本発明の方法を採用することにより、第一の重鎖と結合していない第一の軽鎖と第二の軽鎖と結合していない第二の重鎖の接触、及び、第一の軽鎖と結合していない第一の重鎖と第二の重鎖と結合していない第二の軽鎖の接触を阻害し、目的型BsAbを効率的に產生する
5 ことができる。即ち、本発明の多重特異性抗体の製造方法により、製造される抗体組成物中に含まれる正しい重鎖と軽鎖の対から形成されている抗体の割合を高め、免疫診断、治療及び免疫学的検定による診断等の臨床分野において有用な多重特異性抗体の比活性を増加させることができる。

請求の範囲

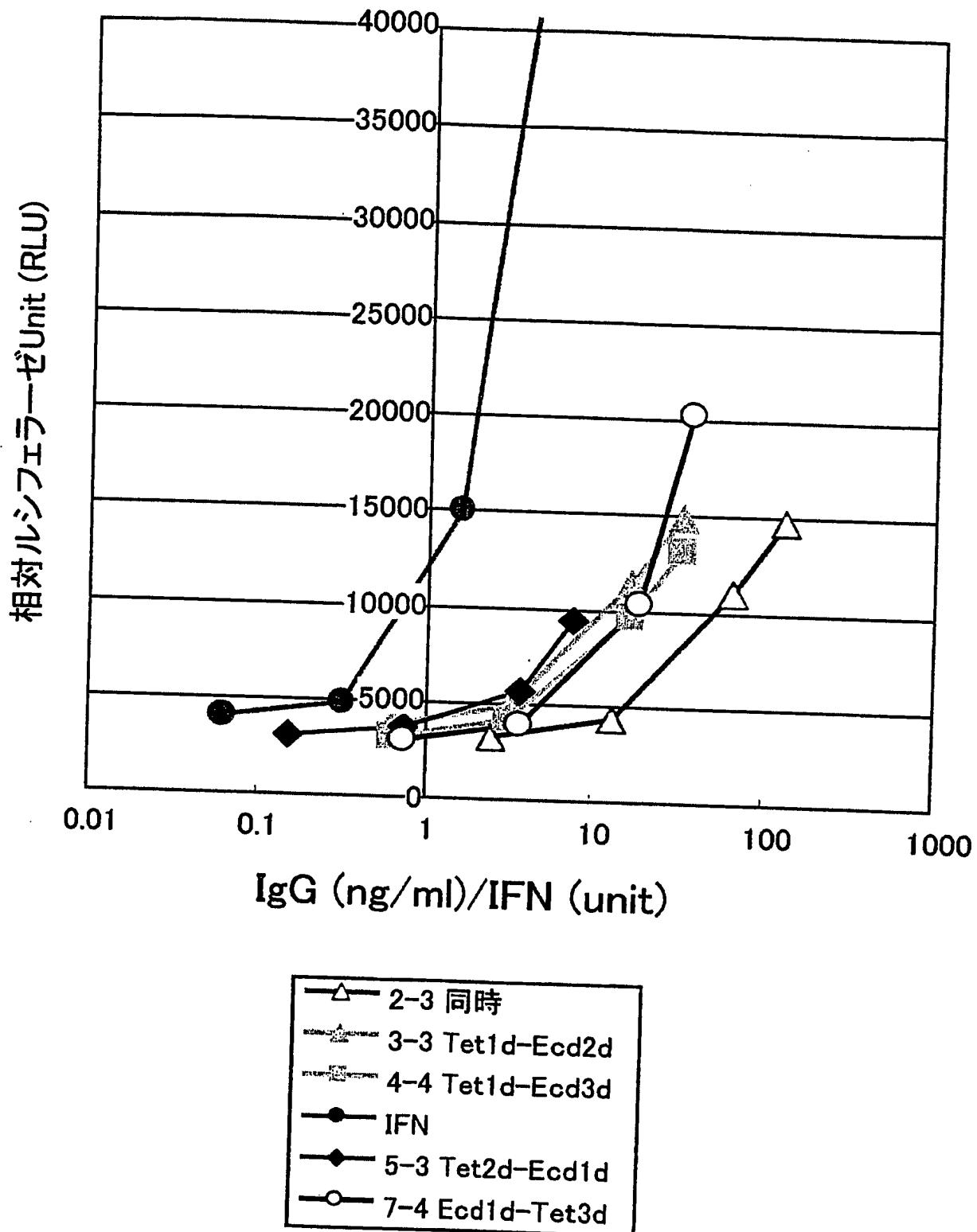
1. 第一の重鎖と結合していない第一の軽鎖と第二の軽鎖と結合していない第二の重鎖の接触を阻害し、第一の軽鎖と結合していない第一の重鎖と第二の重鎖と結合していない第二の軽鎖の接触を阻害することを特徴とする抗体の製造方法。
5
2. 抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現させることを特徴とする抗体の製造方法。
3. 以下の工程を含む抗体の製造方法。
10 (a) 抗体の第一の重鎖と第一の軽鎖を発現させ、第一の対を作製する工程、
(b) 抗体の第二の重鎖と第二の軽鎖を発現させ、第二の対を作製する工程、
(c) 抗体の第一の対と第二の対を用いて抗体を作製する工程
4. 以下の工程を含む抗体の製造方法。
15 (a) 抗体の第一の重鎖と第一の軽鎖の発現を誘導して第一の対を作製する工程、
(b) 抗体の第一の重鎖と第一の軽鎖の発現の誘導をとめる工程、
(c) 抗体の第二の重鎖と第二の軽鎖の発現を誘導して第二の対を作製する工程、
(d) 抗体の第一の対と第二の対を用いて抗体を作製する工程
- 20 5. 第一の重鎖と第二の重鎖のアミノ酸配列が異なり、かつ第一の軽鎖と第二の軽鎖のアミノ酸配列が異なる抗体である請求項 1～4 のいずれかに記載の製造方法。
6. 抗体が二特異性抗体である請求項 1～5 のいずれかに記載の製造方法。
7. 第一の対同士又は第二の対同士では抗体が形成されにくい抗体であること
25 を特徴とする請求項 1～6 のいずれかに記載の製造方法。
8. 第一の対同士又は第二の対同士では抗体が形成されにくい抗体が、knobs-

into-holes が導入された抗体であることを特徴とする請求項 1~7 のいずれかに記載の製造方法。

9. 第一の発現調節因子により第一の重鎖及び第一の軽鎖の発現が誘導されるベクター、および第二の発現調節因子により第二の重鎖及び第二の軽鎖の発現が誘導されるベクターを用いることを特徴とする抗体の製造方法。
5
10. 抗体組成物の、第一の対と第二の対を含む抗体の割合を高くすることにより、抗体組成物の比活性を増加させる方法。
11. 抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現させることにより、抗体組成物の比活性を増加させる方法。
10 12. 抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現させることにより、第一の対と第二の対を含む抗体以外の抗体の產生を抑制する方法。
13. 異なる 2 種以上の発現誘導剤を用いることを特徴とする抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現させる方法。
14. 請求項 1~9 のいずれかに記載の方法により製造される抗体。
15 15. 第一の重鎖、第二の重鎖、第一の軽鎖、第二の軽鎖を同時期に発現させて作製された抗体組成物と比較して、第一の対と第二の対を含む抗体の割合が高い抗体組成物。
16. 抗体の軽鎖と重鎖がペプチドリンカーで介されていないことを特徴とする請求項 15 記載の抗体組成物。
20 17. 発現誘導剤により抗体の軽鎖または重鎖の発現が誘導されるベクター。
18. 第一の発現調節因子により抗体の第一の軽鎖及び第一の重鎖の発現が誘導されるベクターと、第二の発現調節因子により抗体の第二の軽鎖及び第二の重鎖の発現が誘導されるベクターを含むベクターキット。
19. 請求項 17 または 18 に記載のベクターを含有する細胞。
25 20. 抗体の第一の対と第二の対を異なる時期に発現することが可能な細胞。

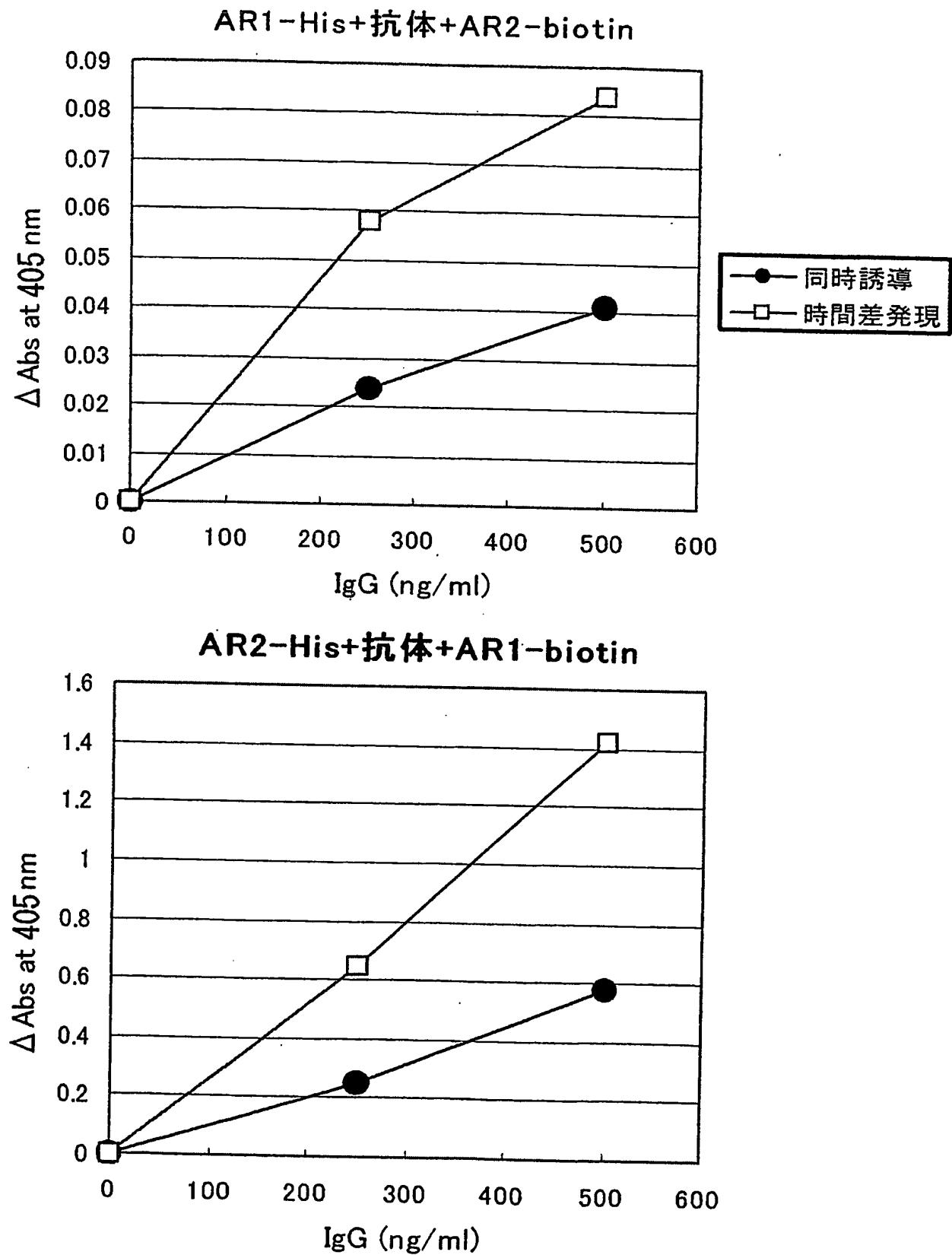
1 / 2

図 1



2 / 2

図 2



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP2004/008585

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

Int.Cl' C12N15/09, C12N1/15, C12N1/19, C12N1/21, C12N5/00, C12P21/02, C07K16/00

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

Int.Cl' C12N15/09, C12N1/15, C12N1/19, C12N1/21, C12N5/00, C12P21/02, C07K16/00

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)
MEDLINE, BIOSIS/WPI (DIALOG)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	Carter P. et al., Bispecific human IgG by design, J.Immunol.Methods, 2001, Vol.248, pages 7 to 15	3-8,10, 14-16,20
Y		1,2,9,11-13, 17-19
X	Ridgway J.B. et al., 'Knobs-into-holes' engineering of antibody CH3 domains for heavy chain heterodimerization, Protein Eng., 1996, Vol.9, pages 617 to 621	3-8,10, 14-16,20
Y		1,2,9,11-13, 17-19
X	Peipp M. et al., Bispecific antibodies targeting cancer cells, Biochem.Soc.Trans., 2002, Vol.30, pages 507 to 511	14-16,20 1-13,17-19
Y		

Further documents are listed in the continuation of Box C.

See patent family annex.

* Special categories of cited documents:	
"A"	document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
"E"	earlier application or patent but published on or after the international filing date
"L"	document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
"O"	document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
"P"	document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed
"T"	later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
"X"	document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
"Y"	document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art
"&"	document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search
19 August, 2004 (19.08.04)

Date of mailing of the international search report
07 September, 2004 (07.09.04)

Name and mailing address of the ISA/
Japanese Patent Office

Authorized officer

Facsimile No.

Telephone No.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP2004/008585

C (Continuation). DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
<u>X</u> <u>Y</u>	Shalaby M.R. et al., Development of humanized bispecific antibodies reactive with cytotoxic lymphocytes and tumor cells overexpressing the HER2 protooncogene, J.Exp.Med., 1992, Vol.175, pages 217 to 225	20 1-19
<u>X</u> <u>A</u>	Skerra A. et al., Use of the tetracycline promoter for the tightly regulated production of a murine antibody fragment in Escherichia coli, Gene, 1994, Vol.151, pages 131 to 135	17,19 1-16,18,20

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP2004/008585

Box No. II Observations where certain claims were found unsearchable (Continuation of item 2 of first sheet)

This international search report has not been established in respect of certain claims under Article 17(2)(a) for the following reasons:

1. Claims Nos.:
because they relate to subject matter not required to be searched by this Authority, namely:

2. Claims Nos.:
because they relate to parts of the international application that do not comply with the prescribed requirements to such an extent that no meaningful international search can be carried out, specifically:

3. Claims Nos.:
because they are dependent claims and are not drafted in accordance with the second and third sentences of Rule 6.4(a).

Box No. III Observations where unity of invention is lacking (Continuation of item 3 of first sheet)

This International Searching Authority found multiple inventions in this international application, as follows:

The matter common to independent claims 1, 2 and 11 to 13 (invention group A) relates to that, in producing an antibody comprising a first pair and a second pair, the contact of the first light chain not bonded to the first heavy chain with the second heavy chain not bonded to the second light chain and the contact of the first heavy chain not bonded to the first light chain with the second light chain not bonded to the second heavy chain are inhibited by, for example, expressing the first pair and the second pair at different timings. (continued to extra sheet)

1. As all required additional search fees were timely paid by the applicant, this international search report covers all searchable claims.
2. As all searchable claims could be searched without effort justifying an additional fee, this Authority did not invite payment of any additional fee.
3. As only some of the required additional search fees were timely paid by the applicant, this international search report covers only those claims for which fees were paid, specifically claims Nos.:

4. No required additional search fees were timely paid by the applicant. Consequently, this international search report is restricted to the invention first mentioned in the claims; it is covered by claims Nos.:

Remark on Protest

- The additional search fees were accompanied by the applicant's protest.
 No protest accompanied the payment of additional search fees.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP2004/008585

Continuation of Box No.III of continuation of first sheet(2)

The matter common to independent claims 3 and 4 (invention group B) relates to a process for producing an antibody comprising the step of forming a first pair, the step of forming a second pair and the step of forming the antibody with the use of the first and second pairs.

The matter common to independent claims 9 and 18 (invention group C) relates to a vector wherein the expression of the first heavy chain and the first light chain is induced by a first expression regulatory factor and a vector wherein the expression of the second heavy chain and the second light chain is induced by a second expression regulatory factor.

The matter common to independent claims 10 and 15 (invention group D) relates to an antibody composition having an antibody containing the first pair and the second pair at a high ratio.

The independent claim 17 (invention E) relates to a vector wherein the expression of a light chain or a heavy chain of an antibody is induced by an expression inducer.

Although the invention groups A to E are common to each other in relating to an antibody comprising a heavy chain and a light chain, it is obvious that this matter has been publicly known. Thus, this common matter cannot be considered as a special technical feature in the meaning of the second sentence of PCT Rule 13.2.

Moreover, there is no common matter seemingly being a special technical feature in the meaning of the second sentence of PCT Rule 13.2 in arbitrary combinations of the invention groups A to E.

Such being the case, the invention groups A to E do not comply with the requirement of unity of invention.

A. 発明の属する分野の分類(国際特許分類(IPC))

Int. Cl' C12N15/09, C12N1/15, C12N1/19, C12N1/21, C12N5/00, C12P21/02, C07K16/00

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料(国際特許分類(IPC))

Int. Cl' C12N15/09, C12N1/15, C12N1/19, C12N1/21, C12N5/00, C12P21/02, C07K16/00

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用した電子データベース(データベースの名称、調査に使用した用語)

MEDLINE, BIOSIS/WPI(DIALOG)

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X Y	Carter P. et al., Bispecific human IgG by design, J. Immunol. Methods, 2001, Vol. 248, p. 7-15	3-8, 10, <u>14-16, 20</u> 1, 2, 9, 11-13, 17-19
X Y	Ridgway J. B. et al., 'Knobs-into-holes' engineering of antibody CH3 domains for heavy chain heterodimerization, Protein Eng., 1996, Vol. 9, p. 617-621	3-8, 10, <u>14-16, 20</u> 1, 2, 9, 11-13, 17-19

 C欄の続きにも文献が列挙されている。 パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

- 「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの
- 「E」国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの
- 「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献(理由を付す)
- 「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献
- 「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公表された文献

「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの

「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの

「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの

「&」同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日

19. 08. 2004

国際調査報告の発送日

07. 9. 2004

国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/JP)

郵便番号 100-8915

東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

特許庁審査官(権限のある職員)

田中 耕一郎

4B

3227

電話番号 03-3581-1101 内線 3488

C(続き) 引用文献の カテゴリー*	関連すると認められる文献 引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X Y	Peipp M. et al., Bispecific antibodies targeting cancer cells, Biochem. Soc. Trans., 2002, Vol. 30, p. 507-511	<u>14-16, 20</u> 1-13, 17-19
X Y	Shalaby M. R. et al., Development of humanized bispecific antibodies reactive with cytotoxic lymphocytes and tumor cells overexpressing the HER2 protooncogene, J. Exp. Med., 1992, Vol. 175, p. 217-225	<u>20</u> 1-19
X A	Skerra A. et al., Use of the tetracycline promoter for the tightly regulated production of a murine antibody fragment in Escherichia coli, Gene, 1994, Vol. 151, p. 131-135	<u>17, 19</u> 1-16, 18, 20

第II欄 請求の範囲の一部の調査ができないときの意見（第1ページの2の続き）

法第8条第3項（PCT第17条(2)(a)）の規定により、この国際調査報告は次の理由により請求の範囲の一部について作成しなかつた。

1. 請求の範囲 _____ は、この国際調査機関が調査をすることを要しない対象に係るものである。つまり、
2. 請求の範囲 _____ は、有意義な国際調査をすることができる程度まで所定の要件を満たしていない国際出願の部分に係るものである。つまり、
3. 請求の範囲 _____ は、従属請求の範囲であつて PCT規則6.4(a)の第2文及び第3文の規定に従って記載されていない。

第III欄 発明の単一性が欠如しているときの意見（第1ページの3の続き）

次に述べるようにこの国際出願に二以上の発明があるとこの国際調査機関は認めた。

独立した請求の範囲 1、2、11-13（発明群A）に共通の事項は、第一の対と第二の対からなる抗体を製造するにあたり、当該第一の対と第二の対を異なる時期に発現するなどして、第一の重鎖と結合していない第一の軽鎖と第二の重鎖と結合していない第二の軽鎖の接触と、第一の軽鎖と結合していない第一の重鎖と第二の重鎖と結合していない第三の軽鎖の接触を阻害することに関するものである。

独立した請求の範囲 3、4（発明群B）に共通の事項は、第一の対を作製する工程、第二の対を作製する工程、及び、当該第一の対と第二の対を用いて抗体を作製する工程を含む抗体の製造方法に関するものである。

（特別ページに続く）

1. 出願人が必要な追加調査手数料をすべて期間内に納付したので、この国際調査報告は、すべての調査可能な請求の範囲について作成した。
2. 追加調査手数料を要求するまでもなく、すべての調査可能な請求の範囲について調査することができたので、追加調査手数料の納付を求めなかつた。
3. 出願人が必要な追加調査手数料を一部のみしか期間内に納付しなかつたので、この国際調査報告は、手数料の納付のあった次の請求の範囲のみについて作成した。
4. 出願人が必要な追加調査手数料を期間内に納付しなかつたので、この国際調査報告は、請求の範囲の最初に記載されている発明に係る次の請求の範囲について作成した。

追加調査手数料の異議の申立てに関する注意

- 追加調査手数料の納付と共に出願人から異議申立てがあつた。
- 追加調査手数料の納付と共に出願人から異議申立てがなかつた。

第III欄の続き

独立した請求の範囲 9、18（発明群C）に共通の事項は、第一の発現調節因子により第一の重鎖及び第一の軽鎖の発現が誘導されるベクターと第二の発現調節因子により第二の重鎖及び第二の軽鎖の発現が誘導されるベクターに関するものであることである。

独立した請求の範囲 10、15（発明群D）に共通の事項は、第一の対と第二の対を含む抗体の割合が高い抗体組成物に関するものであることである。

独立した請求の範囲 17（発明E）は、発現誘導体により抗体の軽鎖又は重鎖の発現が誘導されるベクターに関するものである。

発明群A-Eに共通の事項は、重鎖と軽鎖からなる抗体であることであるが、当該事項が公知であることは明らかであるので、PCT規則13.2の第2文の意味において、この共通事項は特別な技術的特徴ではない。

また、発明群A-Eの任意の組合せにおいて、PCT規則13.2の第2文の意味において特別な技術的特徴と考えられる他の共通の事項は存在しない。

よって、発明群A-Eは発明の单一性の要件を満たしていない。